

PRODUCTION OF MICROSPHERE BY CROSSLINKING PROTEIN,

Publication number:	JP2167222 (A)	Also published as:
Publication date:	1990-06-27	FR2635459 (A1)
Inventor(s):	JIYOSHIAANU AREKU; FURORANSU GODAIYU; JIAN KUROODO JIAMUURU; BURAHAMU SHIYURUUTO +	IT1232917 (B)
Applicant(s):	CIRD +	GB2224258 (A)
Classification:		ES2018638 (A6)
- international:	<i>A61K9/64; A61K8/04; A61K8/64; A61K8/65; A61K9/16; A61Q19/00; A61Q19/10; B01J13/04; A61K9/52; A61K8/04; A61K8/30; A61K9/16; A61Q19/00; A61Q19/10; B01J13/04; (IPC1-7): A61K9/64; B01J13/04</i>	DE3927073 (A1)
- European:	<i>A61K8/04H; A61K8/64; A61K8/64C; A61K8/65; A61K9/16H6H; A61Q19/00; A61Q19/10</i>	
Application number:	JP19890210801 19890817	
Priority number(s):	FR19880010942 19880817	

Abstract of JP 2167222 (A)

PURPOSE: To obtain a uniform protein spherule by adding a carbodiimide to an emulsion comprising an organic solvent phase containing a surfactant and an aqueous liquid phase containing a protein to activate cross-linking. **CONSTITUTION:** An emulsion comprising a continuous phase composed of a surfactant (e.g. sorbitan ester)-containing organic solvent, preferably a 5-10C aliphatic hydrocarbon or a 5-8C cyclic aliphatic hydrocarbon and a discontinuous phase composed of a hydrophilic liquid phase containing at least one protein is prepared. The emulsion is mixed with a carbodiimide, preferably 1-ethyl-3-(3-dimethylaminopropyl)carbodiimide and cross-linking is activated to form precipitate of spherule. The precipitate is separated and cleaned to give a protein spherule. When a mixture of an aqueous phase and an organic solvent (e.g. dimethylformamide) to be mixed with water is used as the discontinuous liquid phase, a water-insoluble product such as a capsulated medicine can be produced.

Data supplied from the **espacenet** database — Worldwide

⑩ 日本国特許庁 (JP)

⑪ 特許出願公開

⑫ 公開特許公報 (A) 平2-167222

⑬ Int. Cl. 9/64
A 61 K 9/64
B 01 J 13/04識別記号 庁内整理番号
D 7624-4C

⑭ 公開 平成2年(1990)6月27日

8317-4G B 01 J 13/02

A

審査請求 未請求 請求項の数 26 (全8頁)

⑮ 発明の名称 蛋白質の架橋による微小球体の製造方法、得られた微小球体及びその用途

⑯ 特 願 平1-210801

⑯ 出 願 平1(1989)8月17日

優先権主張 ⑯ 1988年8月17日 ⑯ フランス(FR)⑯ 8810942

⑰ 発 明 者 ジョシニアス、アレク フランス国アンティープ06600、シュマン・ド・ラ・シユケット 300番 レ・ヴエルジエ・ド・ヴァル・コンスタンス

⑯ 出 願 人 サントル、アンテルナ フランス国ヴアルボース06560、ソフィア・アンティボリ
シヨナル、ド、ルシエ
ルシユ、デルマトロジ
ツク⑯ 代 理 人 弁理士 中島 宣彦 外1名
最終頁に続く

明細書の序文(内容に変更なし)

明 細 書

1. 発明の名称

蛋白質の架橋による微小球体の製造方法、得られた微小球体及びその用途

2. 特許請求の範囲

①界面活性剤を添加した有機溶剤から成る連続相と少くとも1種の蛋白質を含有する親水性液相から成る不連続相とから成る乳濁液をかきまぜによって調製し、得られた乳濁液にカルボジイミドを添加して架橋を活性化させして微小球体の生成を得、そして前記生成物を分離し洗浄することを特徴とする、乳濁液中の架橋による蛋白質微小球体の製造方法。

②連続相に添加する界面活性剤がソルビタンエステルである前項①に記載の方法。

③不連続相が水性相である前項①または②に記載の方法。

④水性相が限定された時に平衡されている前項③に記載の方法。

⑤不連続相が水と混合し得る有機溶剤と水性相

との混合物である前項①または④に記載の方法。

⑥有機溶剤がジメチルホルムアミドである前項⑤に記載の方法。

⑦カプセル化される商品が不連続相中に溶解されている前項③～⑥のいずれかに記載の方法。

⑧不連続相に還元剤を添加する前項①～⑦のいずれかに記載の方法。

⑨連続相を構成する溶剤が不連続相と混合しない溶剤である前項①～⑧のいずれかに記載の方法。

加成性相を構成する溶剤が脂肪族C₁～₁₀炭化水素または直鎖脂肪族C₃～₈炭化水素である前項⑨に記載の方法。

⑩連続相を構成する溶剤がシクロヘキサンである前項④に記載の方法。

⑪連続相を構成する溶剤がポリシロキサンである前項④に記載の方法。

⑫カルボジイミドが構造式



(この式で、RとR'とは同一または異つていて、

H、分枝状または非分枝状の脂肪族C₁～C₁₀基、

ヘテロ原子を含有するまたは含有していない環式脂肪族基、または芳香族基であり、これらの基は

1つまたはそれ以上の環性または複数基を含むことことができる)

で表わされる、前項①～④のいずれかに記載の方法。

4)カルボジイミドが1-エチル-3-(3-ジメチルアミノプロピル)カルボジイミドである前項④に記載の方法。

5)活性化剤の特に触媒を導入する前項①～④のいずれかに記載の方法。

6)触媒がスクシニイミドである前項④に記載の方法。

7)触媒がN-ヒドロキシスクシニイミドである前項④に記載の方法。

8)微小球体洗浄液を水または溶剤の何れかで洗浄するか、1つの段階は水での少くとも1回の洗浄からなり、他の段階は無水の溶剤での洗浄からなる2段階で洗浄する前項①～④のいずれかに記載の方法。

つ化合物を含有させるための、前項④に記載の微小球体の使用。

3. 発明の詳細な説明

本発明は微小球体の製造方法となくして得られる微小球体の用途とに關する。

蛋白質は微小球体またはマイクロカプセルの製造のため広く使用されて来た。得られる微小球体またはマイクロカプセルは、特に薬剤中で、例えば徐放薬物の調製用または特別な容器への薬物導入のための試験薬として用いられている。

微小球体またはマイクロカプセルの乳濁液中の結合方法は既知であり、それによれば蛋白質は2官能性反応物例えばグルタルアルデヒドまたは酸ソクロリドにより結合される。これらの方法によれば、2官能性反応物は結合された蛋白質中に残宿して構を形成する。この方法は蛋白質間に人工的スペーサーを導入すると云う不利な点を持つている。

更に、カルボキシル基とアミノ基との間の反応はカルボジイミドおよび(または)スクシニイミ

ド乳濁液の溶剤がエタノールアルコールである前項④に記載の方法。

4)少くとも1つの活性物質を微小球体中に組入れる前項①～④のいずれかに記載の方法。

5)微小球体への活性物質の組入れを、架橋工程の後で、前記微小球体を、組入れるべき活性物質を含有する溶剤中に浸すことにより行う前項④に記載の方法。

6)微小球体への活性物質の組入れを、微小球体を製造する際に連成させる前項④に記載の方法。

7)前項①～④のいずれかに記載の方法により得られる、イソペプチド型の架橋により架橋された、1種またはそれ以上の蛋白質の微小球体。

8)前項④～⑦のいずれかに記載の方法により得られる、イソペプチド型の架橋により架橋された、1種またはそれ以上の蛋白質の微小球体。

9)前項④に記載の微小球体の、絞り投与できる組成物中のおよび乾燥した薬学的形態での、希釈剤または混動化剤としての使用。

10)薬学的、化粧品学的または生物学的活性を持

つ活性化物によつて活性化されることが知られている。特に、蛋白質のカルボキシル基と遊離アミノ基との反応による蛋白質の構かけを活性化せしめに、これらの化合物が提案されてきた。この場合イソペプチド型の直接的な構がつくられる。

この型の構かけは、スポンジまたはシート形のコラーゲンに高濃度で、纏かけされたマトリックス製造に關する国際出願第WO 85/04413号に記載されている。この方法によれば、作業は水性相中で行われ、コラーゲンをカルボジイミドおよび(または)2官能性スクシニイミジルエスチルと接触させ、後、その混合物を高濃度で加熱してコラーゲンに高濃度で纏かけされたマトリックスを得る。フランス特許出願第A 2,280,352号は、ポリステレンラテックスの不活性粒子を含有する接着剤が接着剤としての水性基質中、カルボジイミド存在の下で導入蛋白質を纏かけし、後、その混合物を加熱または室温に放置して、ポリステレンラテックスに吸収された纏かけ蛋白質を得た。

前記文書中には、乳濁液の形で反応を行つたも

のないし、均一な微小球体を得ているものはない。

本出版によれば、活性化剤としてのカルボジイミド存在の下、乳化法により、イソペプチド型の直接的な橋の形成により、蛋白質から微小球体を調製できることが発見された。この微小球体の有利な点は、若し放出されると生物学的に有害または刺激性であるかもしない反応物と蛋白質とを共有結合で結合させないことがある。従つて本発明によれば、必然的に蛋白質間にスパーサーが存在すると云う技術の不利益が回避される。

従つて、本発明は、連続相が界面活性剤が添加されている有機溶剤からなり、不連続相が少くとも1つの蛋白質を含有する親水性液体相からなる乳化液を液体に乍ら調製し、カルボジイミドを前記乳化液に添加して、蛋白質の橋かけを活性化し、微小球体の沈降物を得、前記沈降物を分離し、洗浄することを特徴とする、乳化液中の橋かけによる蛋白質微小球体の製造方法に関する。

連続相に添加する界面活性剤はこの相に可溶で、

微小球体を形成させるのに用いられる蛋白質はペプチド型の橋を形成できるどんな蛋白質でもよい。また真正蛋白質の混合物を用いることもできる。それには、人、動物または植物由来の蛋白質、例えば酵素、キャリヤー蛋白質（ヘモグロビンまたは血清アルブミン）、米糀蛋白質（オバルビンまたはカゼイン）、構造蛋白質（ケラチン、I、II、IIIまたはII型のコラーゲンあるいはセラチン）、或る種の防衛または抗体蛋白質または免疫調節蛋白質および種々な他の蛋白質例えば酵素、膜受容体あるいはホルモンを挙げてもよい。更に特別には、血清アルブミンとリゾチームとが用いられる。これらの橋はイソペプチド型であり、蛋白質のNH₂基とCOOH基との反応により得られる。SH基またはOH基もまたCOOH基と橋を形成することができる。

連続相を構成する溶剤は不連続相と混合しない親水性溶剤または疏水性溶剤の混合物である。特に、脂肪族C₈～C₁₀炭化水素または環式脂肪族C₈～C₈炭化水素、更に特別にはシクロヘキサンを

乳化剤を、その親水相が有機相に分散するように配向させる。この界面活性剤は、例えばソルビタノンエスカルであるつてもよい。

第1の選択によれば、不連続液体相は水性相であり、その場合、蛋白質とカルボジイミドとは前記水性相に溶解している。その水性相は好ましくは限定された由の緩衝溶媒である。カプセル化を所望する水溶性製品は、若し適当ならばこの水性相に溶解させる。活性素の溶解を可能にさせる溶剤は、若し適当ならば添加してもよい。

第2の選択によれば、不連続液体相は水性相と水に混合する有機溶剤との混合物である。後者は好ましくはジメチルホルムアミド（DMF）である。事実、その高い溶剤力によつて、DMFは水に不溶の分子を溶解させることができ、水に不溶の製品、例えば薬物のカプセル化を可能にする。こうしてカプセル化する製品をその有機溶剤を含有する混合物中に溶解させておくことができる。選択剤例えばジオエリトリトールの不連続相への添加は収率を改善する。

用いる。また、ポリシロキサン例えばヘキサメチルシロキサンまたは低粘度かまたは液体であるポリメチルシロキサンおよびポリジメチルシクロシロキサンも用い得る。

橋かけ反応活性化剤として用いられるカルボジイミドは構造式



（この式で、RとR'は同一または異り、H、分枝または分枝してない脂肪族C₁～C₁₀基、ヘテロ原子を含有していても、いかなくてもよい環式脂肪族基または芳香族基である）

で表われる。これらの基は反応剤生成の溶解を可能にする、1つまたはそれ以上の側鎖または塩基性側鎖を持つていることができる。更に特別には1-エチル-3-（3-ジメチルアミノプロピル）カルボジイミド塩基物、以下EDCI、HClと記す。用いる。

好ましい選択によれば、活性化剤としてのカルボジイミドに加えて、触媒を用いることができる。この触媒はスクシニミド、特別にはN-ヒドロ

キシスクシシイミドである。触媒は蛋白質と共に不連続相中に導入する。蛋白質の構かけをカルボジイミドとN-ヒドロキシスクシニミドとの存在の下に行う場合、その構かけ反応を第1回に示すごとく観ることができる。この反応は明らかに、カルボジイミドは構の形成に関与していないことを示していく、それは引継ぎ簡単な洗浄により除去できる尿素錯体に変わる。

その反応の終に微小球体の沈殿物が得られ、離返し水で洗浄して副生成物例えはカルボジイミドから誘導される尿素を除去するか、あるいは、特にその微小球体がカブセル化されている薬物を含有し、その薬物を抽出したくない場合には適当な水性の緩衝液で洗浄する。

若し必要ならば、洗浄を2段階で行うことが出来る。副生成物例えはカルボジイミドおよびN-ヒドロキシスクシニミドから誘導される尿素を除去するために行う水での洗浄に加えて、不連続相と混合しない連続相を除去するために水での洗浄の前または後で、無水尿素剤での洗浄、例え

蛋白質の微小球体に關し、その微小球体は例えば前記して定義した方法で得られる。

得られる微小球体の特性は使用蛋白質の型、不連続相の本性および使用した反応物の量に従つて異つてもよい。表1は微小球体が異なる種類のおよび物理化学的特徴を持つことができるることを示している。更に、選択した不連続相によって、得られる微小球体は消化酵素により多くかえ少かれ劣化される。それ故、多くかえ少かれ生分解される微小球体が期待される適用の型に従つて得られてもよい。

表 1

パラメーター	水性不連続相			DMSO20wt% 含有する不連続相
	蛋白質	アルブミン	リゾチーム	
EDCI-HCl量(1)	300mg	600mg	1,370mg	200mg
物理的外観	球状で強い	球状でそれ易い	球状で強い	
收率	25%	80%	-	90%
消化酵素	抵抗	-	-	
荷電	負	-	負	

(1) * 使用蛋白質500mg当りの量
EDCI-HCl : 1-エチル-3-(3-ジメチルアミノプロピル)カルボジイミド塩酸塩

ばエチルアルコールでの洗浄を加えてもよい。

洗浄後得られる球体は乾燥、適当ならば凍結乾燥し、必要ならば蛋白質中オーコール勾配によりて精製する。乾燥球体中に尿素が存在しないことはクロマトグラフィー分析により点検できる。

洗浄後得られる微小球体はその微小球体により固定したい物質の溶液と接触させることができる。固定に必要な接触時間の後、微小球体を洗浄し、乾燥する。

使用される反応物の量は作業条件に従つて定えることができる。次の例を挙げてもよい。

1. 水性不連続相を用いるアルブミンの場合：蛋白質500mg当りEDCI-HCl 200～600mg用いる。

2. 水中DMF 20重量%で構成される不連続相を用いるアルブミンの場合：蛋白質500mg当りEDCI-HCl 200～600mg用いてもよい。

微小球体制作濃度は一般に2～40%で、反応時間は定まることができ、多くとも5時間である。

本発明はまた新製品として、イソペプチドの薬だけに接かけされている1つまたはそれ以上の

蛋白質の等電点に就い反応蛋白質の両を選ぶことにより、正電荷または負電荷を持つ微小球体を得ることができる。こうして、本発明に従う微小球体はイオン性の製品例えは薬物をカブセル化または固定することができる。

得られる微小球体の直徑は3μmから1μmまで変り得る。得られる微小球体の寸法は操作の速さと用いられる乳化システムに左右される。両相反を用いることにより、10μm以下の直徑を持つ微小球体を高い百分率で得られるかもしれない。また外部有機相中に適当な安定化剤を導入することにより小さい直徑の微小球体を得ることができる。

本発明に従う微小球体は数多くの応用をもつ。

荷電を持たない微小球体はマッサージ用または皮膚潤滑のため化粧試験集中に組入れることができる。この場合、微小球体ならびに生物学的本質の類似物例えは角膜細胞の完全に蛋白質の性質が利用される。荷電をもたない微小球体はまた乾燥薬剤形式中および経口投与することができる組成物中の希釈剤または促進剤としても用いられる。

微小球体は薬学的、化粧品的または生物学的活性を持つている化合物を含有させるために用いることができる。特にそれは、薬物例えは消毒剤、抗真菌剤、抗菌剤、抗炎症剤、レチノイドまたはアントラノイド、化粧剤例えは調整染料または日光フィルターあるいは活性性物質用の試形薬として役立てることができる。製品は微小球体製造時にカプセル化することもできるし、微小球体のイオン性を考慮して、カプセルになつてある製品の容器に微小球体を浸すことにより固定することもできる。

微小球体は不安定な薬物を保護できる。それは特別な皮膚の訴え例えは成るしたたる様な条件の場合局所的に適用できる。

薬物を持つている微小球体はまた全身的に投与することもできる。

微小球体組成物においては、球体に生物学的(免疫学的または酵素的)性質を与える特別な蛋白質を含むことができる。

微小球体は着色剤を持つことができマイタク

次の処方で製造する。

組みかけられているアルブミン微小球体、 d=100 μm	5.00 ₪
セチルステアリルアルコール	5.00 ₪
エチレノキシド20モルを含有するポリオキシエチレン化セチルステアリルアルコール	0.70 ₪
エチレノキシド1.2モルを含有する ポリオキシエチレン化	
セチルステアリルアルコール	0.30 ₪
セチルアルコール	1.50 ₪
グリセロールモノステアレート	2.00 ₪
ワセリン油	6.00 ₪
メチルパラ-ヒドロキシベンゾエート	0.08 ₪
プロピルパラ-ヒドロキシベンゾエート	0.07 ₪
シリコーン油	1.00 ₪
無菌水	77.35 ₪
皮膚の手入れに用いることができる滑らかなクリームを得る。微小球体は見分けられるが、その構造から軟い感触である。	
実施例3 キナクリンを持つ微小球体を含有するセラチンカプセル	

ア製品に用いられることができる。

以下に与えられる例は簡略に説明として、何等限定を意味することなく、本発明の趣旨を一番よくさせる。

実施例1 マツツージクリーム

次の処方で製造される。

組みかけられているアルブミン微小球体
100 μm < d < 200 μm 7.00 ₪

乳化ナトリウムアルコーム、ワックスおよび

脱化水素に基づく植物油の混合物

"BDP" より商品名 "Anhydrous Rucerin"

で販売されるもの 37.00 ₪

メチルパラ-ヒドロキシベンゾエート 0.07 ₪

プロピルパラ-ヒドロキシベンゾエート 0.08 ₪

無菌水 55.85 ₪

均一な外観をもつ比較的の濃厚なクリームを得る。通用の場合、クリームは脂様の肌合いを持ち、微小球体は皮膚上で見分けられ、マツツージ効果を増強する。

実施例2 皮膚潤滑クリーム

キナクリンは通常経口的に投与される薬虫剤であり、抗マラリア剤である。本実施例に従い、キナクリンを分散できるよう微小球体中に持たせて薬学的組成物を製造することを提案する。キナクリンを持つ微小球体は各微小球体500 mを含有するセラチンカプセルの形で提供される。

問題の微小球体の調製には、キナクリン塩酸塩50 m、ついでアルブミン500 mを水2 mlに溶解する。それから全体を、Dow Corning社からFluid Dow Corning 344の名の下に販売され、Cyclome thioneの名で(以下これを用いる)表はされるこの揮発性シリコーンIC、商品名Span 85の下にICI社で販売されているソルビタントリオレートを5重量%添加したポリゾメチルシロキサン20 ml中で、実施例4に記載の条件下に3分間乳化する。EDCI-HCl 600 mを水1 mlに溶解し、前記の乳液滴を添加する。構かけ工程を、構かけしながら光を遮断して1-2時間続ける。構かけ終了時、微小球体は強い黄色沈澱物の形で得られ、速心分離し、水40 mlで洗浄し、座射乾燥する。

顯微鏡の下で観察すると、複結乾燥した製品はよく分離された形の微小球体で、実質的に、微小球体の外側には結晶を見ることができない。収率は使用蛋白質重量に対し 7.5 重量% であり、微小球体中のキナクリンのカプセル化収率は 1 重量% である。

実施例 4

メチレン青を水性不連続相中のアルブミン微小球体中にカプセル化する。メチレン青 20 mg と血清アルブミン 500 mg を水 2 mL 中に溶解し、全体を、Span 85 5 重量% 添加した Cyclomethicone 15 mL 中で乳化する。錠型羽根をもつ複数板をつけて、それを 500 回転/分の速さで回転させて、10 mL のフラスコ中で乳化板を製造する。3 分間複数板後 EDCI·HCl 300 mg を含有する水性酒石酸 1 mL を添加する。この組み合わせ工程を一定の複数の下、外相の蒸発を避けてながら 5 時間続ける。5 時間後、得られた微小球体は強い青色の沈殿物の形で、それを遠心分離し、エタノールで 1 回、次いで水で 2 回洗浄する。その洗浄はメチレン青の放出を制限する。

水中でのメチレン青放出についての曲線を実施例 4 と 5 との微小球体について比較した。第 2 図に示す曲線は、メチレン青の百分率放出量を分で表わした時間の関数として示している。曲線 1 は水中 EDCI·HCl の使用、曲線 2 はジメチルホルムアミド中 EDCI·HCl の使用に対応している。

メチレン青の放出が不連続水性相を用いて製造したアルブミン微小球体の場合非常に速らされていることが判かる。メチレン青の半量は、無水相中で製造した微小球体の場合 2 分間で放出され、水性相中で製造された微小球体の場合 35 分間かかって放出されている。

両方の微小球体の場合、メチレン青の 90% 以上は 90 分後に放出されている。

4. 顕面の簡単な説明

第 1 図はカルボジイミドと N-ヒドロキシスクシニイミドの存在下における蛋白質の架橋反応を説明する架橋的説明図であり、第 2 図は水中でのメチレン青放出曲線を示す線図の説明図である。

するより非常に速に行う。それから微小球体を複結乾燥する。カプセル化されたメチレン青の収率は、水性相中でその微小球体を溶解した後、 $\lambda = 655.8 \text{ nm}$ の分光測定により測定される。カプセル化されたメチレン青の収率は微小球体の全重量に対し 1 重量% である。

実施例 5

メチレン青を無水不連続相中で血清アルブミン中に閉じ込める。メチレン青 (20 mg) と N-ヒドロキシスクシニイミド (10 mg) をジメチルホルムアミド 2 mL 中に溶解する。それに血清アルブミン (500 mg) を添加し、超音波タンク中で 3 分間分散する。全体を実施例 4 と同じ作業条件で、Span 85 を 5 重量% 添加してある Cyclomethicone 15 mL 中に乳化する。EDCI·HCl 10 mg をジメチルホルムアミド 1 mL 中に溶解し、それからその乳化液に導入する。組み合わせ工程を一定の複数の下、外相の蒸発を避けてながら 5 時間続ける。5 時間後、得られた微小球体は強い青色の沈殿物の形で、それを遠心分離し、エタノールで 1 回、次いで水で 2 回洗浄する。その洗浄はメチレン青の放出を制限する。

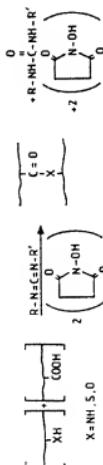


FIG. 1

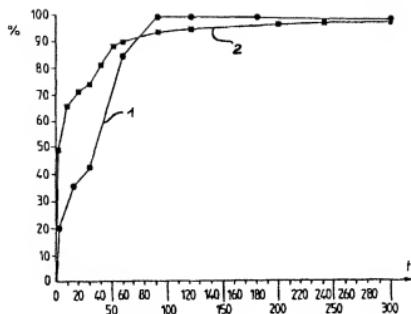


FIG. 2

第1頁の続き

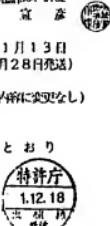
②発明者 フランス、ゴダイユ フランス国パリ75014、リュー・アレ 41番
②発明者 ジアン・クロード、ジ フランス国ムーガン06250、アレー・ド・ラ・グランジュ
アムール 52番
②発明者 ブラハム、シュルート フランス国アンティーブ06600、シュマン・ド・ヴァル・
ボスケ、アモー・ド・ヴァル・ボスケ、ヴィラ 35

手続費特許出願は (方式)

平成 1年12月18日

特許庁長官署

- 事件の表示 平成 1年特許第210801号
- 発明の名称 蛋白質の処理による微小球体の製造方法、得られた微小球体及びその用途
- 補正をする者 事件との関係 特許出願人
サントル、アンテルナショナル、ド、ルシェルシュ、
デルマトロジック
- 代理人 東京都港区赤坂1丁目1番14号
高池東急ビル 電話584-0782
(5013) 弁理士 中島 富彦
- 補正命令の日付 平成 1年11月13日
(平成1年11月28日発送)
- 補正の対象 明細書の修正 (内容に変更なし)
- 補正の内容 別紙のとおり



Cited Document 3
(Partial Translation)

METHOD FOR PRODUCING MICROSPHERES BY CROSSLINKING PROTEINS, THE
5 OBTAINED MICROSPHERES, AND USE THEREOF

CLAIMS

1. A method for producing protein microspheres by crosslinking in an emulsion, comprising the steps of preparing an emulsion which comprises a continuous phase comprising an organic solvent supplemented with a surfactant and a discontinuous phase comprising a hydrophilic liquid phase containing at least one type of protein by stirring; activating crosslinking by adding a carbodiimide to the obtained emulsion; obtaining a precipitate of the microspheres; and separating and washing the aforementioned precipitate.
2. The method of claim 1, wherein the surfactant added to the continuous phase is a sorbitan ester.
- 20 3. The method of claim 1 or 2, wherein the discontinuous phase is an aqueous phase.
4. The method of claim 3, wherein the aqueous phase is buffered at a defined pH.
5. The method of claim 1 or 2, wherein the discontinuous phase is a mixture of an aqueous phase and an organic solvent which may be water-miscible.
- 25 6. The method of claim 5, wherein the organic solvent is dimethylformamide.
7. The method of any one of claims 3 to 6, wherein a product to be encapsulated is dissolved in the discontinuous phase.
- 30 8. The method of any one of claims 1 to 7, wherein a reducing agent is added to the discontinuous phase.
- 35 9. The method of any one of claims 1 to 8, wherein a solvent constituting the continuous phase is a solvent immiscible with the discontinuous phase.

10. The method of claim 9, wherein the solvent constituting the continuous phase is an aliphatic C₅₋₁₀ hydrocarbon, or a cycloaliphatic C₅₋₈ hydrocarbon.

5 11. The method of claim 10, wherein the solvent constituting the continuous phase is cyclohexane.

12. The method of claim 9, wherein the solvent constituting the continuous phase is polysiloxane.

10 13. The method of any one of claims 1 to 12, wherein the carbodiimide is represented by the structural formula:



(wherein R and R' are the same or different and represent H, a branched or unbranched aliphatic C₁-C₁₀ group, a cycloaliphatic group containing or not containing a heteroatom, or an aromatic group, and these groups may have one or more acidic or basic substituents).

14. The method of claim 13, wherein the carbodiimide is 1-ethyl-3-(3-dimethylaminopropyl)carbodiimide.

20 15. The method of any one of claims 1 to 14, wherein a catalyst is introduced in addition to an activator.

16. The method of claim 15, wherein the catalyst is a succinimide.

25 17. The method of claim 16, wherein the catalyst is N-hydroxysuccinimide.

18. The method of any one of claims 1 to 17, comprising washing the microsphere precipitate using either water or buffer, or washing the microsphere precipitate in two steps 30 wherein the first step comprises washing at least once with water, and the next step is washing with an anhydrous solvent.

19. The method of claim 18, wherein the anhydrous solvent is ethyl alcohol.

35 20. The method of any one of claims 1 to 19, wherein at least one active substance is incorporated into the microsphere.

21. The method of claim 20, wherein the incorporation of an active substance into the microsphere is carried out after the crosslinking process by soaking said microsphere into a solution containing the active substance to be incorporated.

5

22. The method of claim 20, wherein the incorporation of an active substance into the microsphere is accomplished when producing the microsphere.

10 23. A microsphere of one or more types of proteins forming isopeptide-type crosslinks, which is obtained by the method of any one of claims 1 to 19.

24. A microsphere of one or more types of proteins forming isopeptide-type crosslinks, which is obtained by the method of any one of claims 20 to 22.

15 25. Use of the microsphere of claim 23 as a diluent or a fluidization agent in a composition that can be administered orally and in a dry pharmaceutical form.

26. Use of the microsphere of claim 24 for inclusion of a compound having pharmaceutical, cosmetic, or biological activity.

20

DETAILED DESCRIPTION OF THE INVENTION

The present invention relates to methods for producing microspheres and uses of the obtained microspheres.

25 26. Proteins have been widely used for the production of microspheres or microcapsules. The obtained microspheres or microcapsules are being used particularly in pharmaceutical agents as excipients, for example, for introducing drugs into specific organs or for preparing controlled-release drugs.

30 Crosslinking methods for microspheres or microcapsules in an emulsion are known, and according to them, the protein is crosslinked using a bifunctional reactant such as glutaraldehyde or an acid dichloride. In these methods, the bifunctional reactant remains within the crosslinked proteins to form a bridge. These methods have the disadvantage that they introduce an artificial spacer between the proteins.

35 Furthermore, reactions between carboxyl groups and amino groups are known to be activated by carbodiimide and (or) succinimide derivatives. These compounds have been proposed particularly for activating crosslinking between proteins by reactions between the

carboxyl groups and free amino groups of proteins. In this case, a direct isopeptide-type bridge is formed. This type of linkage has been described in International Application No. WO 85/04413 relating to production of collagen-based crosslinked matrices in sponge or sheet form.

In this method, the operation is done in the aqueous phase, collagen is made to come in contact with a carbodiimide and (or) a bifunctional succinimidyl ester, and then this mixture is heated to a high temperature to obtain the collagen-based crosslinked matrix. According to the French Patent Application No. A 2,280,352, a toxic protein was crosslinked in the presence of a carbodiimide in a buffered aqueous medium containing inactive particles of polystyrene latex, subsequently this mixture was heated or left to stand at room temperature to obtain a crosslinked protein absorbed on polystyrene latex.

In none the above-mentioned documents is the reaction performed in the form of an emulsion, and in none of them are homogeneous microspheres obtained.

According to the present description, the inventors discovered that microspheres can be prepared from proteins by formation of direct isopeptide-type bridge through an emulsification method in the presence of a carbodiimide as an activating agent. An advantage of such a microsphere is that the biologically harmful or stimulatory reactant to be released and the protein are not covalently bonded. Therefore, the present invention avoids the disadvantage present in the conventional technology which is the inevitable presence of spacers between the proteins.

Therefore, the present invention relates to methods for producing protein microspheres through crosslinking in an emulsion, comprising the steps of preparing an emulsion which comprises a continuous phase comprising an organic solvent supplemented with a surfactant and a discontinuous phase comprising a hydrophilic liquid phase containing at least one type of protein by stirring; activating crosslinking of proteins by adding a carbodiimide to the aforementioned emulsion; obtaining a precipitate of the microspheres; and separating and washing the aforementioned precipitate.

The surfactant added to the continuous phase is soluble in this phase and orients the emulsified substance so that the hydrophilic phase is dispersed in the organic phase. This surfactant may be, for example, a sorbitan ester.

According to a first embodiment, the discontinuous liquid phase is an aqueous phase, and in such case, the protein and carbodiimide are dissolved in the aqueous phase. The aqueous phase is preferably a buffer solution at a defined pH. A water-soluble product to be encapsulated is dissolved in this aqueous phase when appropriate. Solubilizers which enable solubilization of an active substance may be added when appropriate.

According to a second embodiment, the discontinuous liquid phase is a mixture of an aqueous phase and a water-miscible organic solvent. The latter is preferably dimethylformamide (DMF). In fact, DMF can solubilize molecules which are insoluble in

water through its high solvent power, and enables encapsulation of water-insoluble products such as drugs. This way, a product to be encapsulated can be dissolved in a mixture containing such an organic solvent. Addition of a reducing agent such as dithioerythritol to the discontinuous phase improves the yield.

5 **The protein used to form the microspheres may be any protein that can form peptide-type bridges. Mixtures of different proteins may also be used. Examples of these proteins include human-, animal-, or plant-derived proteins such as enzymes, carrier proteins (hemoglobin or serum albumin), nutrient proteins (ovalbumin or casein), structural proteins (keratin, collagen of type I, II, III or IV or gelatin), certain defense or antibody proteins or immunoregulatory proteins, and various other proteins such as toxins, membrane receptors or hormones. Especially, serum-albumin and lysozyme are used.**

10 These bridges are of the isopeptide type and are obtained by reaction of NH₂ groups with COOH groups of proteins. The SH or OH groups can also form bridges with the COOH groups.

15 The solvent which constitutes the continuous phase is a hydrophobic solvent or a mixture of hydrophobic solvents, which is immiscible with the discontinuous phase. In particular, an aliphatic C₅-C₁₀ hydrocarbon or a cycloaliphatic C₅-C₈ hydrocarbon is used, and more especially cyclohexane is used. Polysiloxanes, such as hexamethyldisiloxane or paper clay, or polymethylsiloxanes and polydimethylcyclosiloxanes which are fluid may also be used.

20 The carbodiimide used as a crosslinking reaction activator is represented by the structural formula:



(wherein, R and R' are identical or different and represent H, a branched or unbranched aliphatic C₁-C₁₀ group, a cycloaliphatic group which may or may not contain a heteroatom, or an aromatic group). These groups can carry one or more acidic or basic substituents which enable solubilization of the reaction by-products. Especially, 1-ethyl-3-(3-dimethylaminopropyl)carbodiimide chloride, hereinafter referred to as EDCI·HCl, is used.

25 According to a preferred embodiment, a catalyst may be used in addition to the carbodiimide serving as the activator. This catalyst is a succinimide, especially N-hydroxysuccinimide. The catalyst is introduced into the discontinuous phase together with the protein. When the crosslinking of proteins is carried out in the presence of a carbodiimide and N-hydroxysuccinimide, the crosslinking reaction can be depicted as shown in Figure 1. This reaction shows clearly that the carbodiimide does not participate in the bridge formation, and that it is converted to a urea derivative which can 30 subsequently be removed by simple washing.

35 At the end of the reaction, a precipitate of microspheres is obtained, which can be

washed repeatedly with water to remove the by-products, for example the urea derived from the carbodiimide, or with an appropriate aqueous buffer, especially in the case where the microspheres contain an encapsulated medicament and one does not wish to extract this drug.

5

10 The diameter of the obtained microspheres may vary from 3 μ m to 1 mm. The size of the obtained microspheres depends on the speed of stirring and on the emulsifying system used. By using sonication, a high percentage of microspheres having a diameter of 10 μ m or less may be obtained. It is also possible to obtain microspheres of small diameter by introducing a suitable stabilizing agent into the external organic phase.

15 The microspheres according to the present invention have numerous applications.

The uncharged microspheres can be incorporated into cosmetic vehicles for massage or for skin cleansing. In this case, the genuinely protein-like character of the microspheres and substances having similar essential biological qualities such as corneal cells are utilized. The uncharged microspheres can also be used as diluents or fluidizing agents in dry pharmaceutical forms and in compositions which can be administered orally.

20 The microspheres can be used for containing compounds possessing pharmaceutical, cosmetic or biological activity. In particular, they can serve as an excipient for drugs such as antiseptics, antifungal agents, antibacterial agents, anti-inflammatory agents, retinoids or anthranoids, cosmetic agents such as hair dyes or sunlight filters, or biologically active substances. The products can be encapsulated at the time of producing the microspheres or can be fixed by soaking the microspheres in a solution of the encapsulated product, considering the 25 ionic character of the microspheres.

25 The microspheres can protect unstable drugs. They can be applied topically in the case of particular skin complaints such as certain dripping conditions.

30 The microspheres loaded with drugs can also be administered systemically.

It is also possible to include in the microsphere composition, special proteins which impart biological (immunological or enzymatic) properties to the spheres.

The microspheres can be loaded with colorants and used in make-up products.

35 The Examples provided below further illustrate the present invention. However, these Examples are only provided for illustrations of the present invention, and the present invention should not to be construed as being limited thereto.

EXAMPLE 1

Massage cream

5 The following prescription is used for the production:

Crosslinked albumin microspheres, 100 $\mu\text{m} < \phi < 200 \text{ Mm}$	7.00 g
Mixture of emulsifying lanolin alcohols, waxes, and refined oils based on hydrocarbons, sold under the trade name of "Anhydrous Rucerin" by the company "BDP"	37.00 g
Methyl <i>para</i> -hydroxybenzoate	0.07 g
Propyl <i>para</i> -hydroxybenzoate	0.08 g
Sterile water	55.85 g

A relatively thick cream having a homogeneous appearance was obtained. When applied, the cream had a greasy texture and the microspheres were discernible on the skin and enhanced massaging effects.

10

EXAMPLE 2

Skin cleansing cream

The following prescription is used for the production:

Crosslinked albumin microspheres, $\phi = 100 \mu\text{m}$	5.00 g
Cetyl stearyl alcohol	5.00 g
Polyoxyethyleneated cetyl stearyl alcohol containing 20 moles of ethylene oxide	0.70 g
Polyoxyethyleneated cetyl stearyl alcohol containing 12 moles of ethylene oxide	0.30 g
Cetyl alcohol	1.50 g
Glycerol monostearate	2.00 g
Vaseline oil	6.00 g
Methyl <i>para</i> -hydroxybenzoate	0.08 g
Propyl <i>para</i> -hydroxybenzoate	0.07 g
Silicone oil	1.00 g
Sterile water	77.35 g

15 A smooth cream which can be used for skin care was obtained. The microspheres were discernible but had a soft texture because of their structure.